(19) 世界知的所有権機関 国際事務局



(43) 国際公開日 2004 年10 月28 日 (28.10.2004)

PCT

(10) 国際公開番号 WO 2004/092366 A1

(51) 国際特許分類7: C12N 15/00, A01H 5/00, C12Q 1/68

(21) 国際出願番号:

PCT/JP2004/005407

(22) 国際出願日:

2004年4月15日(15.04.2004)

(25) 国際出願の言語:

日本語

(26) 国際公開の言語:

日本語

(30) 優先権データ:

特願2003-110682 2003 年4 月15 日 (15.04.2003) J

(71) 出願人 (米国を除く全ての指定国について): 独立 行政法人農業生物資源研究所 (NATIONAL INSTI-TUTE OF AGROBIOLOGICAL SCIENCES) [JP/JP]; 〒3058602 茨城県つくば市観音台2丁目1-2 Ibaraki (JP).

(72) 発明者; および

(75) 発明者/出願人 (米国についてのみ): 小松田 隆夫 (KOMATSUDA, Takao) [JP/JP]; 〒3058602 茨城県つくば市観音台2-1-2 独立行政法人 農業生物資源研究所内 Ibaraki (JP). サイドタバタバエイバドラデン エブラヒム (SAYED-TABATABAEI, Badraldin Ebrahim,) [IR/JP]; 〒3058602 茨城県つくば市観音台2-1-2 独立行政法人 農業生物資源研究所内 Ibaraki (JP). フェーコンフェン (HE, Congfen) [CN/JP];

〒3058602 茨城県つくば市観音台 2 - 1 - 2 独立行政法人 農業生物資源研究所内 Ibaraki (JP).

- (74) 代理人: 清水 初志 , 外(SHIMIZU, Hatsushi et al.); 〒 3000847 茨城県土浦市卸町 1 1 1 関鉄つくばビル 6 階 Ibaraki (JP).
- (81) 指定国 (表示のない限り、全ての種類の国内保護が可能): AE, AG, AL, AM, AT, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BW, BY, BZ, CA, CH, CN, CO, CR, CU, CZ, DE, DK, DM, DZ, EC, EE, EG, ES, FI, GB, GD, GE, GH, GM, HR, HU, ID, IL, IN, IS, KE, KG, KP, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LU, LV, MA, MD, MG, MK, MN, MW, MX, MZ, NA, NI, NO, NZ, OM, PG, PH, PL, PT, RO, RU, SC, SD, SE, SG, SK, SL, SY, TJ, TM, TN, TR, TT, TZ, UA, UG, US, UZ, VC, VN, YU, ZA, ZM, ZW.
- (84) 指定国 (表示のない限り、全ての種類の広域保護が可能): ARIPO (BW, GH, GM, KE, LS, MW, MZ, SD, SL, SZ, TZ, UG, ZM, ZW), ユーラシア (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), ヨーロッパ (AT, BE, BG, CH, CY, CZ, DE, DK, EE, ES, FI, FR, GB, GR, HU, IE, IT, LU, MC, NL, PL, PT, RO, SE, SI, SK, TR), OAPI (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, GQ, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG).

添付公開書類:

- 国際調査報告書

Ebrahim,) [IR/JP]; 〒3058602 茨城県 つくば市観音 2文字コード及び他の略語については、 定期発行される 台 2 ー 1 ー 2 独立行政法人 農業生物資源研究所内 各*PCT*ガゼットの巻頭に掲載されている「コードと略語 Ibaraki (JP). フェーコンフェン (HE, Congfen) [CN/JP]; のガイダンスノート」を参照。

(54) Title: MTEHOD OF DISTINGUISHING EAR SHAPE AND RESISTANCE AGAINST GIBBERELLA ZEAE AND METHOD OF IMPROVING BARLEY PLANT USING THE SAME

(54) 発明の名称: 穂の形態および赤かび病抵抗性の識別方法とその利用による麦類植物の改良方法

(57) Abstract: Using a cross segregation generation of a 2-row barley variety with a 6-row barley variety, row characteristics of these individuals are exactly judged. As a result, it is found out that the row characteristics show monogenic control. It is also found out that 2-row or 6-row characteristics can be distinguished by using a molecular marker linking to the gene. It is expected that resistance to Gibberella zeae linking to a 2-row or 6-row gene could be distinguished by using the molecular marker.

○ (57) 要約: 二条性を示すオオムギ品種と六条性を示すオオムギ品種との交配分離世代を用い、これらの各個体の 会性を正確に判定した。その結果、条性は1遺伝子支配を示すことが分った。また、該遺伝子と連鎖する分子マーカーを用いることにより、被検安類植物について六条性または二条性を識別できることを見出した。また、該分子マーカーを用いることにより、二条あるいは六条性遺伝子と連鎖する赤かび病抵抗性を識別できると考えられる。



- 1 -

明細書

穂の形態および赤かび病抵抗性の識別方法とその利用による麦類植物の改良方法

5 技術分野

本発明は麦類の穂の形態及び赤かび病抵抗性を支配する遺伝子を識別する方法に関する。

背景技術

10

15

20

25

世界の重要穀物であるイネや、コムギ、オオムギ、トウモロコシなどはいずれもその種子 (胚及び胚乳)を食用とする作物である。オオムギでは一つの穂軸に対し3個の一花小穂を形成し、この3個の小穂が全て種子を形成するものを六条オオムギ、中央の1個の小穂のみが種子を形成するものを二条オオムギと総称する。この二条オオムギと六条オオムギは生物学的には同種であるが、起源や来歴をはじめ、各種形態・生理生態的形質が異なり、それによって品質や用途も異なる。日本には、はじめに六条オオムギが1世紀頃に大陸から伝来したとされ、昔から米食の補助食料とされ、一部飼料とされた。その他味噌、醤油原料とされる。これに対して二条オオムギは明治以降に欧州から導入され、タンパク質が少なく、でんぷんの比率が高く、麦芽製造過程における揃いが優れており、主にビール醸造に利用されている。

オオムギの条性の違いは第二染色体に座乗する、単一の遺伝子 (vrs1) で支配 されることがわかっている。六条オオムギと二条オオムギの形態を細かく比較すれば、二条オオムギは3個の小穂のうち両側の2小穂でサイズの減少、雄蕊の退化、雌蕊の痕跡化、禾の消失など多くの顕著な変化を示すなど、単一遺伝子が多面的 発現をしている。また、条性の遺伝子が存在するゲノム領域には開花期、草丈等 農業上重要な形質や、醸造諸特性が連鎖しており、きわめて重要な領域である。

また近年、麦類赤かび病に対する抵抗性遺伝子(QTL)がオオムギの条性遺伝子と 密接に連鎖することが明らかになった (de la Pena, et al. 1999. Theor. Appl. Genet. 99:561-569, Zhu, et al. 1999. Theor. Appl. Genet. 99:1221-1232) . 麦類の赤かび病はコムギ、オオムギ、エン麦等多くのイネ科作物を侵し、穀粒 の商品価値を損なうのみならず、deoxynivalenolなどのマイコトキシンを生じる 重大な病害である。deoxynivalenolは感染穀粒の摂食により人及び動物に対して 出血症をともなう胃腸障害等をもたらし、状況によっては死に至る極めて危険性 の高い毒素である。deoxynivalenolはpHの変化や熱に対して安定であるため無毒 化することが困難である。したがって一定基準を越えた発病穀粒は醸造、加工、 飼料等いかなる形態でも利用することが出来ず、廃棄されなければならない。病 原菌はフザリウム (Fusarium spp.) であり、これは極ありふれた腐生菌で、世界 中の麦作地帯に分布しており、特に開花期から登熟期に雨の多い地域で被害が大 きいとされている。一方では、食の安全性に対する意識の高まりから農薬の使用 を極力おさえた栽培が求められるようになってきており、抵抗性品種開発は麦類 の安全性向上のために不可欠である。以上の課題はアジア地域のみならず、合衆 国や欧州を含めた世界規模で解決すべき緊急の課題となっている。

しかしながら一方で、オオムギ赤かび病の抵抗性向上はそれほど進んでいない。この原因は、数少ない抵抗性素材が農業上不利な形質を多く併せ持っているためまだ育種素材として有効利用されていないこと、抵抗性が成熟段階でのみでしか判断できない形質でありマーカーによる早期選抜が不可能であったこと、また、抵抗性が条性と同じ遺伝子に支配されるのか、あるいは二つの遺伝子が強く連鎖していて切り離すことが可能か否かが明らかでなく、適切な育種の方針を設定することが出来なかったなどの理由による。このような問題を解決するために、分子マーカーの開発と早期世代で判別する方法の確立が望まれていた。

20

10

15

20

25

本発明は、このような状況に鑑みてなされたものであり、二条あるいは六条性、 及び二条あるいは六条性遺伝子と連鎖する赤かび病抵抗性を特異的かつ効率的に 識別できる方法を提供することを目的とする。

本発明者らは、上記の課題を解決するために鋭意研究を行った。六条性を示すオオムギ品種「アズマムギ」と二条性を示すオオムギ品種「関東中生ゴール」との交配集団については、既に小松田らにより詳細な連鎖地図が作成され、本条性はオオムギ2H染色体長腕上(連鎖地図(図1)に示す位置)に座乗することが報告されている(Komatsuda, et al. Genome 42, 248-253, 1999)。小松田らにより既に得られているこれらの連鎖地図上での個々の個体の条性や分子マーカーの分離情報と、ここで得られた連鎖地図上での個々の個体の条性や分子マーカーの分離情報とを合一して、詳細な連鎖地図を作製した(図2)。

本発明者らは、二条性を示すオオムギ品種「関東中生ゴール」の二条性遺伝子を、六条性を示すオオムギ品種「アズマムギ」に導入した準同質遺伝子系統群を作成した(図1)。本発明者らは、これらの準同質遺伝子系統群のうち、二条性をもつと判定した個体より得られたDNAと、六条性をもつと判定した個体より得られたDNAをそれぞれ数個体分あわせて、これらの合一した遺伝子を基に遺伝子多型を見出す集団分離分析方法(Bulk segregation analysis)により、両者に多型を示す分子マーカーを検索するとともに、上記「関東中生ゴール」と「アズマムギ」系統群で見出されたDNAマーカーの適応についても検出したところ、連鎖地図(図2)に示す位置に本遺伝子が座乗し、地図上に示す分子マーカーによって検出できることを見出し、本発明を完成させた。

すなわち本発明は、麦類植物の条性または赤かび病抵抗性を特異的かつ効率的 に識別できる方法に関し、以下の〔1〕~〔23〕を提供するものである。

[1] 麦類植物の条性または赤かび病抵抗性を識別する方法であって、条性を支配する遺伝子と連鎖する図1および図2の連鎖地図に示される、少なくとも1つの分子マーカーを用いることを特徴とする識別方法。

15

- [2] 分子マーカーが二条性あるいは六条性を有する麦類植物と同様の型を示す場合に、被検植物がそれぞれ二条性あるいは六条性であると判定される、 [1] に記載の方法。
- [3] 分子マーカーが赤かび病抵抗性あるいは罹病性を有する麦類植物と同様の型を示す場合に、被検植物がそれぞれ赤かび病抵抗性あるいは罹病性であると判定される、[1] に記載の方法。
 - [4] 分子マーカーが配列番号:1~5のいずれかに記載の塩基配列またはその 部分配列からなる分子マーカーである、[1]~[3]のいずれかに記載 の方法。
- 10 [5] 以下の (a) ~ (d) に記載の工程を含む、 [1] ~ [4] のいずれかに 記載の方法。
 - (a) 麦類植物からDNA試料を調製する工程
 - (b) 調製したDNA試料を制限酵素により切断する工程
 - (c) DNA断片をその大きさに応じて分離する工程
 - (d) 検出されたDNA断片の大きさを、対照と比較する工程
 - [6] 以下の (a) ~ (d) に記載の工程を含む、 [1] ~ [4] のいずれかに 記載の方法。
 - (a) 麦類植物からDNA試料を調製する工程
 - (b) 調製したDNA試料を鋳型として、プライマーDNAを用いてPCR反応を行 う工程
 - (c) 増幅したDNA断片を、その大きさに応じて分離する工程
 - (d) 検出されたDNA断片の大きさを、対照と比較する工程
 - [7] 以下の (a) ~ (e) に記載の工程を含む、 [1] ~ [4] のいずれかに 記載の方法。
- 25 (a) 麦類植物からDNA試料を調製する工程
 - (b) 調製したDNA試料を制限酵素で処理する工程

20

- (c) 処理されたDNA試料を鋳型として、AFLP反応を行う工程
- (d) 増幅したDNA断片を、その大きさに応じて分離する工程
- (e) 検出されたDNAパターンを、対照と比較する工程
- [8] 麦類植物がオオムギである、[1]~[7]のいずれかに記載の方法。
- 5 [9] 配列番号: 1~5のいずれかに記載の塩基配列からなるDNAまたはその相補 鎖に相補的な少なくとも15ヌクレオチドの鎖長を有するオリゴヌクレオチ ドを含有する、麦類植物の条性または赤かび病抵抗性を識別するための試 薬。
 - [10] 配列番号: 6および7に記載の塩基配列からなるオリゴヌクレオチドを 含有する、麦類植物の条性または赤かび病抵抗性を識別するための試薬。
 - [11] 麦類植物がオオムギである、[9] または[10] に記載の試薬。
 - [12] [1] ~ [7] のいずれかに記載の方法により二条性であると識別される表類植物を早期に選抜する工程を含む、二条性の形質を有する人為的に改変された麦類植物の作製方法。
- 15 [13] [1] ~ [7] のいずれかに記載の方法により六条性であると識別される麦類植物を早期に選抜する工程を含む、六条性の形質を有する人為的に改変された麦類植物の作製方法。
 - [14] [1] ~ [7] のいずれかに記載の方法により赤かび病抵抗性と識別される麦類植物を早期に選抜する工程を含む、赤かび病抵抗性の形質を有する人為的に改変された麦類植物の作製方法。
 - [15] [1] ~ [7] のいずれかに記載の方法により赤かび病罹病性と識別される麦類植物を早期に選抜する工程を含む、赤かび病罹病性の形質を有する人為的に改変された麦類植物の作製方法。
 - [16] 麦類植物がオオムギである、[12] ~ [15] のいずれかに記載の方法。
 - [17] [12] に記載の方法により作製される、二条性の形質を有する麦類植

物。

5

10

20

- [18] [13] に記載の方法により作製される、六条性の形質を有する麦類植物。
- [19] [14] に記載の方法により作製される、赤かび病抵抗性の形質を有する麦類植物。
- [20] [15] に記載の方法により作製される、赤かび病罹病性の形質を有する麦類植物。
- [21] オオムギである、 [17] ~ [20] のいずれかに記載の麦類植物。
- [22] [17] ~ [21] のいずれかに記載の麦類植物の子孫またはクローンである、麦類植物。
 - [23] [17] ~ [22] のいずれかに記載の麦類植物の繁殖材料。

本発明は、麦類植物の条性または赤かび病抵抗性を識別する方法であって、条性を支配する遺伝子と連鎖する図1及び図2の連鎖地図に示される、少なくとも 1つの分子マーカーを用いることを特徴とする識別方法を提供する。

15 本発明の識別方法においては、被検植物について「条性を支配する遺伝子」を 有するか否かを調べることにより、被検植物の二条あるいは六条性、及び二条あ るいは六条性遺伝子と連鎖する赤かび病抵抗性を特異的かつ効率的に識別できる。

本発明に関する「条性を支配する遺伝子」は、例えば、オオムギにおいては、2 H染色体長腕上に座乗している。また一般的傾向として、オオムギとコムギ及びライムギでは、祖先を同じくする遺伝子が同祖的染色体上に座乗している。このことから、コムギもしくはライムギにおける条性を支配する遺伝子も第二同祖群に座乗していると予想することができる。なおオオムギの2H染色体に対応する染色体は、コムギでは2A、2B、2D、ライムギでは2Rである。

本発明における「条性を支配する遺伝子」は、六条性の形質を示す麦類植物の 25 該遺伝子においては、「六条性遺伝子」とも呼ばれ、一方、二条性の形質を示す 麦類植物の該遺伝子においては、「二条性遺伝子」とも呼ばれる。

10

15

20

本発明の識別方法においては、二条/六条性を識別したい所望の麦類植物 (「被検植物」と記載する場合あり)において、「二条性遺伝子」を有する場合 に、被検植物は二条性の形質を有する植物であるものと判定され、一方、「六条性遺伝子」を有する場合に、被検植物は六条性の形質を有する植物であるものと 判定される。

本発明の識別方法の好ましい態様においては、条性を支配する遺伝子と連鎖する分子マーカーを用いることを特徴とする。本発明における「分子マーカー」とは、条性を支配する遺伝子と遺伝的に連鎖するDNA領域であって、他のDNA領域と識別可能なDNA領域を言う。本発明において好ましい分子マーカーとしては、図1及び図2に記載の分子マーカーが例示できる。

一般に分子マーカーは、単位cMで表す地図距離が短いほどその遺伝子の近傍に位置し、その遺伝子と同時に遺伝するため、有用性が高い。即ち、好ましい本発明の分子マーカーとしては、例えばAFLP1(e40m36-1110)(配列番号:1)、AFLP2(e34m13-260)(配列番号:2)、AFLP3(e52m32-270)(配列番号:3)、AFLP4(e31m13-160)(配列番号:4)、AFLP5(e31m26-520)(配列番号:5)、またはこれらの部分領域等が挙げられる。AFLP1からAFLP5は、「条性を支配する遺伝子」(図1において「vrs1」と記載された位置に座乗)の近傍に位置し、地図距離が1cM以内の短い距離で連鎖し、きわめて有用な分子マーカーである。

本発明の図2に示される分子マーカーについて、AFLP1からAFLP5以外のマーカーの情報は、より詳しくはKomatsudaらの文献(Komatsuda, et al. Genome 42, 2 48-253, 1999)及びManoらの文献(Mano, Y., et al., Map construction of sequence-tagged sites (STSs) in barley (Hordeum vulgare L.) Theor. Appl. Genet. 98: 937-946, 1999) から取得することが可能である。

本発明の好ましい態様においては、例えば、本発明の分子マーカーであるAFLP2 25 (e34m13-260)を持つ六条性品種と、AFLP2(e34m13-260)を持たない二条性品種で分 離集団を作ったとき、AFLP2(e34m13-260)を持つ個体をマーカー分析で選抜すれば、

選抜された個体は高い確率で六条性遺伝子を持つものと考えられる。

また、本発明の分子マーカーをAFLPマーカーの状態で利用する場合には、例えば、被検植物(分離個体)が二条性の親と共通の当該のAFLPマーカーバンドを持つと、この植物は高い確率で二条性を有するものと判定される。

本発明の一つの態様としては、六条性もしくは二条性を有する麦類植物のそれ 5 ぞれに特異的に存在し、かつ条性を支配する遺伝子と連鎖するDNA領域を検出する ことを特徴とする、六条性もしくは二条性を有する麦類植物の識別方法である。 本方法における被検植物は、通常、親の条性が判明しているものであり、育成途 中の系統を指す。本方法においては、例えば、前記の「親」が六条性である場合 には、被検植物における分子マーカーが「親」における分子マーカーと同様の型 10 を示すとき、被検植物は、六条性を有するものと判定される。被検植物における 分子マーカーと「親」における分子マーカーの比較は、分子マーカーのDNA配列の 比較だけでなく、該DNA配列によって特徴付けられる情報の比較によっても実施す ることができる。分子マーカーのDNA配列によって特徴付けられる情報としては、 分子マーカーの存在の有無についての情報、分子マーカーに含まれる変異部位や 15 多型部位の存在の有無についての情報等が挙げられるが、これらに限定されるも のではない。よって、「同様の型を示す」には、分子マーカーのDNA配列全体が完 全に同一である場合だけでなく、該DNA配列によって特徴付けられる情報が同一で ある場合も含まれる。

20 また、本発明の一つの態様においては、図2で示される2つ以上の分子マーカー を適宜選択し、本発明の識別方法を実施することにより、より確度の高い識別が 可能となる。

本発明において「分子マーカーを用いる」とは、該分子マーカーを麦類植物の 条性または赤かび病抵抗性の識別のための指標として利用することを意味する。 つまり本発明の好ましい態様においては、被検植物について分子マーカーが六条

性の形質を有する麦類植物と同様の型を示す場合に、被検植物は六条性の形質を

WO 2004/092366 PCT/JP2004/005407

有するものと判定され、一方、分子マーカーが二条性の形質を有する麦類植物と 同様の型を示す場合に、被検植物は二条性の形質を有するものと判定される。ま た、被験植物について、分子マーカーが赤かび病抵抗性あるいは罹病性を有する 麦類植物と同様の型を示す場合に、被検植物がそれぞれ赤かび病抵抗性あるいは 罹病性であると判定される。

本発明において「被検植物」は、麦類植物であれば特に制限されないが、例えば、コムギ、ライムギ等のコムギ連(Triticeae)に属する植物、ブロムグラス牧草等のBromeae連に属する植物、オートムギ等のAveneae連に属する植物、その他重要な牧草が多数含まれるPoeae連に属する植物等を挙げることができる。本発明の方法において用いられる好ましい麦類植物としては、オオムギを挙げることができる。

さらに、オオムギの六条性品種としては、例えば、「アズマムギ」や「Dissa」、 二条性品種としては、例えば、「関東中生ゴール」や「Golden Promise」を挙げ ることができるが、これらに限定されない。既に六条性もしくは二条性を有する ことが判明している上記の麦類植物、または赤かび病抵抗性を有することが判明 している上記の麦類植物における分子マーカーの型を対照とすることにより、本 発明の識別方法を好適に実施することができる。

15

20

25

また、本発明の好ましい態様においては、「被検植物」は、親が確実に分っている育成途中の系統等を指す。つまり、被検植物において、「二条性」の親と同じ型を示すものが、高い確率で二条性の形質を有する(二条性遺伝子を有する)ものと判定される。この場合の確率とは、組換え価をP(%)とした場合、1-0.01xPで表わすことができる。

本発明の分子マーカーとしては例えばRFLP(Restriction Fragment Length Poly morphism)マーカー、RAPD(Randam Amplified Polymorphic DNA)マーカー、AFLP(A mplified Fragment Length Polymorphism; 増幅制限酵素断片長多型)マーカー等を挙げることができる。RFLPマーカーとは、染色体DNA配列の制限酵素断片長多型

15

20

25

(RFLP)の存在の有無の判定に利用できるDNA領域を言う。RFLPとは、制限酵素で処理して得られるDNA断片の長さの違いによって見出される遺伝的変異(置換変異、挿入変異及び欠失変異等)を言い、この変異は、DNA断片をアガロース電気泳動により断片長の長さに基づき分離し、泳動距離の差をサザンブロットにより検出して確認できる。

また、RAPD法とは一般的に、適当なプライマーを用いてDNAを増幅させ、増幅させたDNAの長さの違いによりDNA多型を検出する方法を言う。また、AFLP法とは、原理的には上記のRFLP法とRAPD法を組み合わせた方法であり、制限酵素で切断されたDNA断片の長さの違いや有無をPCRにより選択的に増幅させて検出する方法を言う。

本発明に使用できる上記のマーカーとしては、本発明の遺伝子と連鎖しているマーカーであれば特に制限されず、任意のマーカーを用いることができる。

本発明の分子マーカーとしてRFLPマーカーを利用する場合、本発明の識別方法を、例えば以下のようにして行うことができる。まず、麦類植物からDNA試料を調製する。次いで調製したDNA試料を制限酵素により切断する。次いでDNA断片をその大きさに応じて分離する。次いで検出されたDNA断片の大きさを対照と比較する。上記方法においては、分離されたDNAの分離パターンが、六条性もしくは二条性または赤かび病抵抗性を有する麦類植物において同様の型を示す場合、該植物はそれぞれ六条性もしくは二条性または赤かび病抵抗性の形質を有すると判定される。

本発明の識別方法はより具体的には以下のように実施することができるが、この方法に限定されるものではない。まず、交配後代(通常は緑葉)から染色体DNAを抽出し、制限酵素HindIIIによって処理する。次いで、電気泳動により切断長の大小を分離した後、泳動したDNAをナイロンメンブレンに移し、プローブDNAを用いてサザンブロッティング解析を行う。このプローブDNAとしては、本発明の分子マーカーまたはその部分配列を使用することができる。このとき得られるバンドの分布パターンが、六条性もしくは二条性または赤かび病抵抗性を有する麦類植

物におけるバンドの分布パターンと同様の型であるとき、被検植物がそれぞれ六 条性もしくは二条性または赤かび病抵抗性を有すると判定される。

本発明における上記プローブDNAは、通常、本発明の分子マーカー上の多型に起因して差異を生じるDNAバンドに対してハイブリダイズするものを使用する。具体的には、本発明の各分子マーカーまたはその部分配列を例示することができる。

プローブDNAは、必要に応じて適宜標識して用いることができる。標識する方法としては、T4ポリヌクレオチドキナーゼを用いて、プローブDNAの5'端を³²Pでリン酸化することにより標識する方法が挙げられる。また、クレノウ酵素等のDNAポリメラーゼを用い、ランダムへキサマーオリゴヌクレオチド等をプライマーとして、³²P等のアイソトープ、蛍光色素、またはビオチン等によって標識された基質塩基を取り込ませる方法(ランダムプライム法等)によっても標識することができる。

10

15

20

25

また、上記のハイブリダイゼーションは、通常のハイブリダイゼーション条件下、好ましくはストリンジェントなハイブリダイゼーション条件下(例えば、サムブルックら, Molecular Cloning, Cold Spring Harbour Laboratory Press, New York, USA, 第2版1989に記載の条件)において行うことができる。

また、本発明の分子マーカーとして、RAPDマーカーを使用する場合、本発明の 識別方法は例えば以下のようにして行うことができる。まず、麦類植物からDNA試料を調製する。次いで調製したDNA試料を鋳型として、プライマーDNAを用いてPCR 反応を行う。必要な場合は増幅したDNAを制限酵素で切断する。増幅したDNA断片 の電気泳動後のバンドパターンを六条性もしくは二条性または赤かび病抵抗性を 有する麦類植物のバンドパターンと比較し、同様の型を示す場合、該植物はそれ ぞれ六条件もしくは二条性または赤かび病抵抗性の形質を有すると判定される。

本発明の識別方法に使用するプライマーDNAは、当業者においては、各種分子マーカーについての配列情報を考慮して、最適なプライマーを適宜設計することが可能である。通常、上記プライマーとは、六条性もしくは二条性または赤かび病抵抗性を有する麦類植物に特異的に存在し、条性を支配する遺伝子と連鎖する塩

20

基配列に特異的なプライマー、または六条性もしくは二条性または赤かび病抵抗性を有する麦類植物に特異的に存在し、条性を支配する遺伝子と連鎖する塩基配列を挟み込むように設計された、該塩基配列を増幅するための一対のプライマーセットである。具体的には下記のようなプライマーセットを例示することが出来る。

- ・プライマー1:5'-ATGGTTGTGTATGTATGGCA-3'(配列番号:6)
- ・プライマー2:5'-CAGAGGTAAGCATTGATTTG-3'(配列番号:7)

本発明のPCRプライマーは、当業者においては、例えば、自動オリゴヌクレオチド合成機等を利用して作製することができる。また、当業者においては周知の多型検出方法、例えば、上記PCRプライマーを用いたPCR-SSCP法等によっても本発明の方法を実施することが可能である。

また、本発明の分子マーカーがゲノムDNAのエクソン中に存在する場合には、配 NAを鋳型としたRT-PCRを利用することも可能である。また、Taqman(量的PCR検 出)システム(Roche社)を利用すれば、蛍光により増幅産物の有無を検出することが可能である。このシステムによれば、電気泳動の手間も省けるため短時間で本発明の識別方法を行うことが可能である。

さらに本発明の分子マーカーとしてAFLPマーカーを使用する場合、本発明の識別方法は、例えば以下のようにして行うことができる。まず、麦類植物からDNA試料を調製する。次に、このDNA試料を制限酵素で処理した後、処理されたDNA試料を鋳型としてAFLP反応を行う。次いで増幅したDNA断片を、その大きさに応じて分離し、検出されたDNAパターンを対照と比較する。AFLP反応を最適な制限酵素及びPCRプライマーを用いて実施することは、当業者においては、容易に行い得ることである。

本発明の方法の一例を以下に示すが、この方法に限定されない。まず被検植物 25 から調製したDNA試料を制限酵素EcoRI及びMseIで処理した後、所定のAFLPプライ マーを接続し、AFLP反応を行い、増幅産物を得る。得られた増幅産物を電気泳動 によって分析し、バンドパターンを六条性もしくは二条性または赤かび病抵抗性 を有する麦類植物のバンドパターンと比較し、同様の型を示す場合、該植物はそ れぞれ六条性もしくは二条性または赤かび病抵抗性の形質を有すると判定される。

また、本発明の識別方法に供される、DNA試料は、特に制限されるものではないが、通常、被検植物である麦類植物から抽出するゲノムDNAを用いる。また、ゲノムDNAの採取源としては特に限定されるものではなく、植物体のいずれの組織からも抽出できる。例えば、穂、葉、根、茎、種子、胚乳部、フスマ、胚等から抽出することができる。

本発明の上記DNA試料の調製(抽出)方法としては、当業者においては、公知の 10 方法によって行うことができる。好ましい調製方法として、例えば、CTAB法を用 いてDNAを抽出する方法を挙げることができる。

さらに本発明の上記電気泳動分析は常法にしたがって行えばよい。例えば、ア ガロースまたはポリアクリルアミドのゲル中で電圧をかけて電気泳動し、分離し たDNAパターンを分析する。

- また、本発明の識別方法は、AFLPマーカーの実際の配列解析により導き出されるCAPS(cleaved amplified porymorphic sequence)やSTS(sequence tagged site)マーカーなどのより信頼性の高いマーカーを用いて実施することも可能である。より具体的には、前述のプライマーセット(プライマー1及び2)を使用して、オオムギ品種「関東中生ゴール」と「アズマムギ」のDNAからPCR反応を行い、生成したそれぞれのDNAを制限酵素DraIで処理すると、「関東中生ゴール」のみがこの制限酵素で一部切断されるために短くなり、電気泳動による移動度に差が生じ、識別することができる。F2分離集団においては両親ホモ型とヘテロ型の3タイプが存在するが、ヘテロ型は両親のサイズを併せ持つタイプを示すことから、この3タイプについて識別可能となる。
- 25 本発明はまた、配列番号: 1~5のいずれかに記載の塩基配列からなるDNAまたはその相補鎖に相補的な少なくとも15ヌクレオチドの鎖長を有するオリゴヌクレ

15

20

25

オチドを含有する、麦類植物の条性または赤かび病抵抗性を識別するための試薬を提供する。

ここで「相補鎖」とは、A:T (ただしRNAの場合はU)、G:Cの塩基対からなる2本 鎖核酸の一方の鎖に対する他方の鎖を指す。また、「相補的」とは、少なくとも1 5個の連続したヌクレオチド領域で完全に相補配列である場合に限られず、少なく とも70%、好ましくは少なくとも80%、より好ましくは90%、さらに好ましくは95% 以上の塩基配列上の相同性を有すればよい。相同性を決定するためのアルゴリズ ムは当業者に周知のものを使用すればよい。

本発明のオリゴヌクレオチドは、配列番号:1~5のいずれかに記載の塩基配列からなるDNAまたはその相補鎖に特異的にハイブリダイズする。ここで「特異的にハイブリダイズする」とは、通常のハイブリダイゼーション条件下、好ましくはストリンジェントなハイブリダイゼーション条件下(例えば、サムブルックら、Molecular Cloning, Cold Spring Harbour Laboratory Press, New York, USA, 第2版1989に記載の条件)において、他のDNAとクロスハイブリダイゼーションを有意に生じないことを意味する。

本発明のオリゴヌクレオチドは、配列番号:1~5のいずれかに記載の塩基配列からなるDNAの検出や増幅に用いるプローブやプライマーとして使用することができる。また、本発明のオリゴヌクレオチドは、DNAアレイの基板の形態で使用することができる。

該オリゴヌクレオチドをプライマーとして用いる場合、その長さは、通常15bp ~100bpであり、好ましくは17bp~30bpである。プライマーは、本発明のDNAまたはその相補鎖の少なくとも一部を増幅しうるものであれば、特に制限されない。また、プライマーとして用いる場合、3'側の領域は相補的とし、5'側には制限酵素認識配列やタグなどを付加することができる。また、配列番号:2に記載の塩基配列からなるDNAの検出や増幅に用いるプライマーセットとしては、前述のプライマーセット (プライマー1及び2)が例示できる。

10

供する。

また、上記オリゴヌクレオチドをプローブとして使用する場合、該プローブは、配列番号: 1~5のいずれかに記載の塩基配列からなるDNAまたはその相補鎖の少なくとも一部に特異的にハイブリダイズするものであれば、特に制限されない。該プローブは、合成オリゴヌクレオチドであってもよく、通常少なくとも15bp以上の鎖長を有する。

本発明のオリゴヌクレオチドをプローブとして用いる場合は、適宜標識して用いることが好ましい。標識する方法としては、T4ポリヌクレオチドキナーゼを用いて、オリゴヌクレオチドの5°端を32Pでリン酸化することにより標識する方法、およびクレノウ酵素等のDNAポリメラーゼを用い、ランダムへキサマーオリゴヌクレオチド等をプライマーとして32P等のアイソトープ、蛍光色素、またはビオチン等によって標識された基質塩基を取り込ませる方法(ランダムプライム法等)を例示することができる。

本発明のオリゴヌクレオチドは、例えば市販のオリゴヌクレオチド合成機により作製することができる。プローブは、制限酵素処理等によって取得される二本鎖DNA断片として作製することもできる。

本発明の麦類植物の条性または赤かび病抵抗性を識別するための試薬においては、有効成分であるオリゴヌクレオチド以外に、例えば、滅菌水、生理食塩水、植物油、界面活性剤、脂質、溶解補助剤、緩衝剤、保存剤等が必要に応じて混合されていてもよい。

20 本発明の識別方法を利用して、六条性もしくは二条性または赤かび病抵抗性と 識別される麦類植物を早期に選抜することが可能となる。本発明はこのような六 条性もしくは二条性または赤かび病抵抗性と識別される麦類植物を早期に選抜す る方法も提供する。ここでいう「早期」とは、麦類植物の出穂より前の状態を指 し、好ましくは発芽直後の状態を指す。また本発明は、六条性もしくは二条性ま たは赤かび病抵抗性の形質を有する人為的に改変された麦類植物の作製方法も提

.10

25

六条性もしくは二条性の形質を有する人為的に改変された麦類植物の作製方法 としては、例えば、以下の(a)~(c)の方法を挙げることができるが、これ らの方法に特に制限されない。

- (a) 二条性品種に任意の六条性品種を交配し、交配後代(雑種)に六条性品種を反復して交配し、本発明の方法により各世代で六条性を有する麦類植物を選抜する。もしくは、六条性品種に任意の二条性品種を交配し、交配後代(雑種)に二条性品種を反復して交配し、本発明の方法により各世代で二条性を有する麦類植物を選抜する。
- (b) 条性を支配する遺伝子が優性遺伝子である品種の遺伝子を、劣性遺伝子を 有する品種に導入することにより、条性を改変する。
- (c) 条性を支配する遺伝子が劣性遺伝子である品種の遺伝子を、優性遺伝子を 有する品種に相同組換え法等の方法を用いて導入することにより、条性を 改変する。

また、赤かび病抵抗性の形質を有する人為的に改変された麦類植物の作製方法 15 としては、例えば、以下の(a)~(c)の方法を挙げることができるが、これ らの方法に特に制限されない。

- (a) 赤かび病抵抗性品種に任意の赤かび病罹病性品種を交配し、交配後代(雑種)に赤かび病罹病性品種を反復して交配し、本発明の方法により各世代で赤かび病抵抗性を有する麦類植物を選抜する。
- 20 (b) 赤かび病を支配する遺伝子が優性遺伝子である品種の遺伝子を、劣性遺伝子を有する品種に導入することにより、赤かび病抵抗性を改変する。
 - (c) 赤かび病抵抗性を支配する遺伝子が劣性遺伝子である品種の遺伝子を、優性遺伝子を有する品種に相同組換え法等の方法を用いて導入することにより、赤かび病抵抗性を改変する。
 - DNAの植物細胞への導入は、当業者においては、公知の方法、例えばアグロバク テリウム法、電気穿孔法 (エレクトロポレーション法) 、パーティクルガン法に

より実施することができる。

また、本発明の六条性もしくは二条性または赤かび病抵抗性の形質を有する人 為的に改変された麦類植物の作製方法によって作製された、六条性もしくは二条 性または赤かび病抵抗性の形質を呈する植物もまた本発明に含まれる。

一旦、任意の遺伝子が改変された麦類植物が得られれば、該麦類植物から有性 生殖または無性生殖により子孫を得ることが可能である。また、該麦類植物やそ の子孫あるいはクローンから繁殖材料(例えば、種子、果実、切穂、塊茎、塊根、 株、カルス、プロトプラスト等)を得て、それらを基に該麦類植物を量産するこ とも可能である。

10

15

20

25

5

図面の簡単な説明

図1は、条性を支配する遺伝子(vrs1)と連鎖する分子マーカーを示す連鎖地図を示す図である。eで始まる5つのマーカーは本発明で作出されたAFLPマーカーである。それ以外で始まるマーカーは既知のマーカーである。連鎖地図中の数字は地図距離(cM)を示す。

図2は、アズマムギ/関東中生ゴールのBC6F2並びにBC7F1集団、アズマムギ/G olden Promiseとアズマムギ/Hannaの各F2集団を含む合計6集団による条性連鎖地図を示す図である。AFLP1からAFLP5は今回発明されたAFLPマーカーの略称である。それらの完全な名前は表2に示している。それ以外のマーカーは既知のマーカーである。

図3は、オオムギ品種「アズマムギ」における分子マーカーAFLP1およびAFLP2 の塩基配列の一例を示す図である。AFLP2における下線部分は、本発明の識別方法に使用可能なPCRプライマーの塩基配列を示す。オオムギ品種「関東中生ゴール」においては二重下線で示した塩基「C」は「A」であり、制限酵素DraIの認識サイトを構成する。

図4は、オオムギ品種「アズマムギ」における分子マーカーAFLP3からAFLP5の

塩基配列の一例を示す図である。

発明を実施するための最良の形態

以下、本発明を実施例により、さらに具体的に説明するが本発明はこれら実施 5 例に制限されるものではない。

[実施例1] アズマムギ/関東中生ゴールのBC6F2並びにBC7F1集団、アズマムギ/Golden Promiseとアズマムギ/Hannaの各F2集団による条性連鎖地図の作製と分子マーカーの獲得(集団の説明は表 1 に示す)

表 1

集団 ^a	世代	分離個体数	染色体数
アズマムギェ Golden Promise	F ₂	192及び914	2212
アズマムギ x 関東中生ゴール b		1751	3129
M4-5 x AZ	(BC_6F_2)	(192及び908)	(2200)
M1-2, M1-7 & U M2-1	(BC_6F_2)	(278)	(556)
AZ x M1-7, AZ x M2-1	(BC_7F_1)	(373)	(373)
アズマムギ x Hanna	· F ₂	192	. 384
OUH602 x New Golden M13	F ₂	439	878
Debre Zeit 29 x New Golden M13	F_2	464	928
Dissa x New Golden	F ₂	428	856

^{*}アズマムギ、Dissa及びNew Golden M13は六条性を示し、それ以外は二条性を示す。

・条性の遺伝子型同定の便宜のために、準同質遺伝子系統群の植物体を用いて集団マッピングを行なった。M4-5、M1-2、M1-7、及びM2-1は、アズマムギの反復戻し
15 交配を伴う、アズマムギと関東中生ゴールの交配によって作製された準同質遺伝子系統群の植物体(個体)である(Komatsuda et al. 1995, 1997, 1999)。M4-5

15

は二条性の個体にとってホモザイゴートであり、それ以外の3種の植物体はヘテロザイゴートである。

本発明者らは、アズマムギ/関東中生ゴールの反復戻し交配の後代系統BC7F3 (図1、M1-7-64-11-65、あるいはM1-7-64-12-24)をさらに自家受精し、その子孫から二条並びに六条性を有する個体を8個体ずつ選んだ。これらの材料からSDS法により調製したゲノムDNAをEcoRI/MseIを用いて切断した後、非選択プライマー増幅し、条性が同じもの同士を合一し、バルクDNAとした。

表 2

コード#	AFLPマーカー	E-000+/M-000+	概算サイズ(bp)	優性親品種
AFLP1	e40m36-1110	GCT/GAT	1110	アズマムギ
AFLP2	e34m13-260	GAC/ATA	260	アズマムギ
AFLP3	e52m32-270	TAT/CTT	270	アズマムギ
AFLP4	- e31m13-160	CTG/ATA	160	アズマムギ
AFLP5	e31m26-520	CTG/CGC	520	アズマムギ

本発明者らは、これらのマーカーと上記の3集団の条性の連鎖関係を解析し、連鎖マップ(図2)を得た。また、判定したこれらの系統の条性形質を、既知のこれらの系統の分子マーカー情報とあわせ、連鎖関係を解析し、合わせて図2に示した。

以上の結果はオオムギを材料に得られたものであるが、麦類の遺伝子には相同 20 性があることが知られていることから、オオムギだけでなく、麦類全てで同様の 形質を持っている可能性がある。また、本発明によって赤かび病の抵抗性を付与できる可能性がある。近年、二条性遺伝子は赤かび病の抵抗性向上に有効な遺伝子であるか、あるいは有効な遺伝子と密接に連鎖することが明らかになった。赤かび病は麦類における最も重要な病害であり、赤かび病抵抗性導入のためには分子マーカーの開発と早期世代で判別する方法は有効な手段となりうる。また、二条あるいは六条性遺伝子には赤かび病抵抗性以外にも、醸造諸特性や、開花期、草丈等農業上重要な形質が連鎖しており、本識別手法はこれらの形質すべての効率的選抜に利用できる。

10 産業上の利用の可能性

本発明の麦類の条性に連鎖するDNAマーカーを用いることにより、被検麦類植物についての条性がその穂を観察することなく、幼植物など、被検植物のあらゆる器官から抽出したDNAを用いて正確に判定できる。また、本発明の麦類の条性に連鎖するDNAマーカーを用いることにより、被検麦類植物についての赤かび病抵抗性を識別可能である。本発明により、条性または赤かび病抵抗性に関する判定が育成早期における個体を用いても可能となるため、六条性もしくは二条性または赤かび病抵抗性の形質の遺伝子導入における育種効率が飛躍的に向上する。

- 21 -

請求の範囲

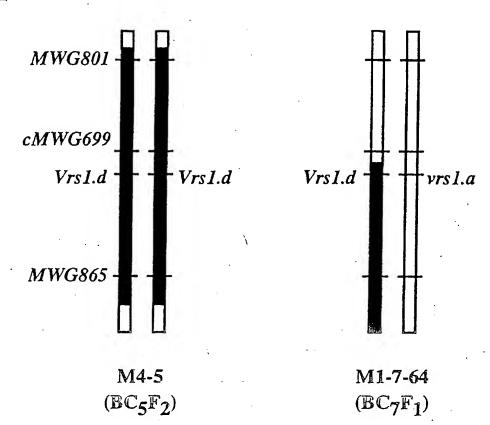
- 1. 麦類植物の条性または赤かび病抵抗性を識別する方法であって、条性を支配する遺伝子と連鎖する図1および図2の連鎖地図に示される、少なくとも1つの分子マーカーを用いることを特徴とする識別方法。
- 2. 分子マーカーが二条性あるいは六条性を有する麦類植物と同様の型を示す場合に、被検植物がそれぞれ二条性あるいは六条性であると判定される、請求項1に記載の方法。
- 3. 分子マーカーが赤かび病抵抗性あるいは罹病性を有する麦類植物と同様の型 6. を示す場合に、被検植物がそれぞれ赤かび病抵抗性あるいは罹病性であると 判定される、請求項1に記載の方法。
 - 4. 分子マーカーが配列番号: 1~5のいずれかに記載の塩基配列またはその部分配列からなる分子マーカーである、請求項1~3のいずれかに記載の方法。
- 5. 以下の(a)~(d)に記載の工程を含む、請求項1~4のいずれかに記載の方法。
 - (a) 麦類植物からDNA試料を調製する工程
 - (b) 調製したDNA試料を制限酵素により切断する工程
 - (c) DNA断片をその大きさに応じて分離する工程
 - (d) 検出されたDNA断片の大きさを、対照と比較する工程
- 20 6. 以下の(a)~(d)に記載の工程を含む、請求項1~4のいずれかに記載の方法。
 - (a) 麦類植物からDNA試料を調製する工程
 - (b) 調製したDNA試料を鋳型として、プライマーDNAを用いてPCR反応を行う 工程
- 25 (c)増幅したDNA断片を、その大きさに応じて分離する工程
 - (d) 検出されたDNA断片の大きさを、対照と比較する工程

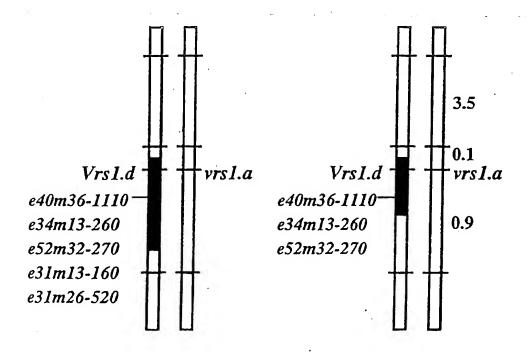
- 以下の(a)~(e)に記載の工程を含む、請求項1~4のいずれかに記載の方法。
 - (a) 麦類植物からDNA試料を調製する工程
 - (b) 調製したDNA試料を制限酵素で処理する工程
- (c)処理されたDNA試料を鋳型として、AFLP反応を行う工程
 - (d) 増幅したDNA断片を、その大きさに応じて分離する工程
 - (e) 検出されたDNAパターンを、対照と比較する工程
 - 8. 麦類植物がオオムギである、請求項1~7のいずれかに記載の方法。
- 9. 配列番号: 1~5のいずれかに記載の塩基配列からなるDNAまたはその相補鎖 10 に相補的な少なくとも15ヌクレオチドの鎖長を有するオリゴヌクレオチドを 含有する、麦類植物の条性または赤かび病抵抗性を識別するための試薬。
 - 10. 配列番号:6および7に記載の塩基配列からなるオリゴヌクレオチドを含有する、麦類植物の条性または赤かび病抵抗性を識別するための試薬。
 - 11. 麦類植物がオオムギである、請求項9または10に記載の試薬。
- 15 12. 請求項1~7のいずれかに記載の方法により二条性であると識別される表類植物を早期に選抜する工程を含む、二条性の形質を有する人為的に改変された表類植物の作製方法。
- 13. 請求項1~7のいずれかに記載の方法により六条性であると識別される麦類植物を早期に選抜する工程を含む、六条性の形質を有する人為的に改変 20 された麦類植物の作製方法。
 - 14. 請求項1~7のいずれかに記載の方法により赤かび病抵抗性と識別される 麦類植物を早期に選抜する工程を含む、赤かび病抵抗性の形質を有する人 為的に改変された麦類植物の作製方法。
- 15. 請求項1~7のいずれかに記載の方法により赤かび病罹病性と識別される 25 麦類植物を早期に選抜する工程を含む、赤かび病罹病性の形質を有する人 為的に改変された麦類植物の作製方法。

- 16. 麦類植物がオオムギである、請求項12~15のいずれかに記載の方法。
- 17. 請求項12に記載の方法により作製される、二条性の形質を有する麦類植物。
- 18. 請求項13に記載の方法により作製される、六条性の形質を有する麦類植物。
 - 19.請求項14に記載の方法により作製される、赤かび病抵抗性の形質を有する麦類植物。
 - 20. 請求項15に記載の方法により作製される、赤かび病罹病性の形質を有する麦類植物。
- 10 21. オオムギである、請求項17~20のいずれかに記載の麦類植物。
 - 22. 請求項17~21のいずれかに記載の麦類植物の子孫またはクローンである、麦類植物。
 - 23. 請求項17~22のいずれかに記載の麦類植物の繁殖材料。

1/4

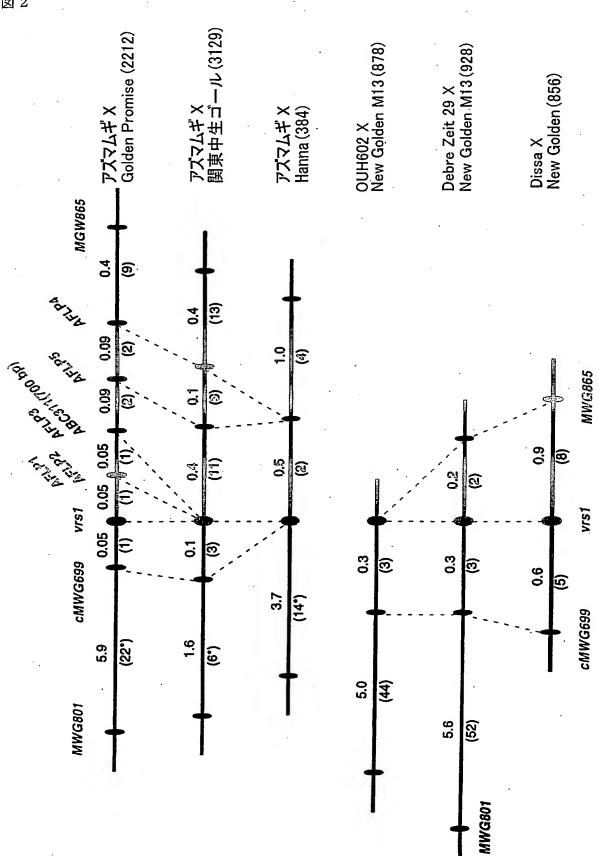
図 1





M1-7-64-11-65 (BC₇F₃) M1-7-64-12-24 (BC₇F₃)

図 2



3/4

図 3

AFLP1(配列番号: 1)

GACTGCGTACCAATTCGCTGAGGTACTTGCTCGCATAGTCATGGTGCTCTTTGCAAACTGCCAA GAAGCTCTCGTGCATATAGTATGGGTCCGCGATGCAGATATATTTGATGCTCTCCGTCCTGATG AAGTAGTTGAGATACAGCGCATACATGCGGATGAACTGGAAATCCAACTTGGTCATGTGGAACA TATTGTAGATGTAGTCAAATCGCAGGAGGAATTGATTCGCGGGCCAGGTATCGAAGTACACCTT CCCACCGGCACCTGAGCCGCGTAAAGCGGGTATCCTGAATCTTTCACGACCAGAAGGCTTTTC TCTCTGGCCAGCACATCTTCATGGAGTCTCTTTAGATCATTGTTCAGTACGTGATCTATTGTTT TGGCAGGTAGGATCGGCTTGCCGGCGACATGGAAATGCTTCTTACCTTCGACGGGTATTCTGTC TACCACCGGGGTTCCAGAGGCGGCTAGCTGCTTGAAGCATCTATGGCGCCTTTAAGGGCCTTT CCTGGCCAGTCTCTTTCCTTTGCTTCTTGGTGGGTGGCGGTAGTGAACCCACCATACCTTCCCTA ACCAGCACCCCAGTGTCATCGGGCTAGACAGTGGACGGCCTCGGGGGGTTGCTGGCTAGAGGT GGCATCTCGAGGCGTCTCCTGCGAGGATGGCTTGAAGAGAGACTTTTTGCATTCCACCTTAGGA CGTTCCGGCTCCGGAAAATCAGGCAACATCAAGTCATCGTCTCCACACTCATAGCCTATTTCTT CGGCGTCATGAGCCATCAATCCATCATAGGCGGTATTGAAATACTTGTTCGGGTCCTCATCATC ATCCTCCATGTCATTATCAACATTTGCTTCTTCGACAGTGGGGTGACATGATCTGGCACTAATG GAGGCTCTCCCTCGCGTTGTACGCTACCATCATCTGCCACGACAGGTGCAAGTAATTTGGTAGG TGGGATGGTGTTCATACCTTCTTGAGAAGGTGGCGTTGGAGTGATACTGGGCTCCTCGAGACGA ATAAGAGACTTCGGCCAAGGCAAGAATCAGTTCTTGCATGCGCCAATCATCTTACTCAGGACTC ATC

AFLP2(配列番号: 2)

GACTGCGTACCAATTCGACTAGCC<u>ATGGTTGTGTATGTATGGCA</u>CATGGGAGTAAAACGTTACA ATTCTTTTTGGGAACCACACATAATGAGTATAGCATGGAAGATACTAATAACGTTTGTCGTAAC GTTCACAGTAAAGAACACCACTCAAAATTATATTTTCAATCCCGCTTTGAAAACTTGAGCTCTA GGACTTGTG<u>CAAATCAATGCTTACCTCTG</u>CAAAGGGTCTATCTATTTACTCAGGACTCATC 4/4

図 4

AFLP3(配列番号: 3)

GACTGCGTACCAATTCTATTAGTGACAATCATGCTAAAAATATGCAAAACCCTAAGCTTGGGGA TGCTAGTTTTGCTATGACCACTACATGATTGGGGTAATAATTTTTCTTATTGTGACATCCCCGG ATTTAGGCTACAGTAATCTTGGTAATTGAACTACAGTAAACATATGCAAAGGATGCCACATCAT CGTGATTCTATTATTGATCTCGTGATAGTCGAAACCGAGTCGAAAATCGAAGTTACTCAGGACT CATC

AFLP4(配列番号: 4)

GACTGCGTACCAATTCCTGTGTGGGAAGGGGAAAACCAAAGCCATCATCATCACCAACGCTTCC TCCTTCGTGGGAGGATCGATCTTCATCAACATATTCACCAGCACCATCTCATGTCCAACCCTAG TTCATCTCGTGTATTTACTCAGGACTCATC

AFLP5(配列番号:5)

PCT/JP2004/005407

SEZO REC' DETIPTO 14 UCT 2000

1/6

SEQUENCE LISTING

- <110> NATIONAL INSTITUTE OF AGROBIOLOGICAL SCIENCES
- <120> Marker-assisted identification of six/two-rowed and Fusarium head bright resistant plants in the tribe Triticeae.
- <130> MOA-A0301P
- <150> JP 2003-110682
- <151> 2003−04−15
- <160> 7
- <170> PatentIn version 3.1
- <210> 1
- ⟨211⟩ 1091
- <212> DNA
- <213> Hordeum vulgare
- ⟨400⟩ 1
- gactgcgtac caattcgctg aggtacttgc tcgcatagtc atggtgctct ttgcaaactg

2/6

	tcctgatgaa	gtagttgaga	tacagcgcat	acatgcggat	gaactggaaa	tccaacttgg	180
	tcatgtggaa	catattgtag	atgtägtcaa	atcgcaggag	gaattgattc	gcgggccagg	240
	tatcgaagta	caccttccca	cccggcacct	gagccgcgta	aagcgggtat	cctgaatctt	300
	tcacgaccag	aaggcttttc	tctctggcca	gcacatcttc	atggagtctc	tttagatcat	360
	tgttcagtac	gtgatctatt	gttttggcag	gtaggatcgg	cttgccggcg	acatggaaat	420
	gcttcttacc	ttcgacgggt	attctgtcta	ccacccgggg	ttccagaggc	ggctagctgc	480
	ttgaagcatc	tatggcgcct	ttaagggcct	ttcctggcca	gtctcttcct	ttgcttcttg	540
	gtgggtggcg	gtagtgaacc	caccatacct	tccctaacca	gcacccccag	tgtcatcggg	600
	ctagacagtg	gacggcctcg	gggggttgct	ggctagaggt	ggcatctcga	ggcgtctcct	660
	gcgaggatgg	cttgaagaga	gactttttgc	attccacctt	aggacgttcc	ggctccggaa	720
i	aatcaggcaa	catcaagtca	tcgtctccac	actcatagcc	tatttcttcg	gcgtcatgag	780
•	ccatcaatcc	atcataggcg	gtattgaaat	acttgttcgg	gtcctcatca	tcatcctcca	840
1	tgtcattatc	aacatttgct	tcttcgacag	tegegteaca	tgatctggca	ctaatggagg	900

ctcaggactc atc

3/6

atataaataa	ogttgtggg	taccatcatc	taccacaaca	gatacaaata	atttggtagg	960
Cleteceteg	Cgilglacge	taccatoato	rgocacgaca	gg tgoddg td	attiggtagg	
+ = = = + = = + = =	tteatacett	cttaaaaaaa	taacattaaa	gtgatactgg	gctcctcgag	1020
rgggarggrg	tteatacett	Ciigagaagg	· secentesa	, e rea rac ree	gottottogag	1020
acgaataaga	gacttcggcc	aaggcaagaa	tcagttcttg	catgogocaa	tcatcttact	1080
	5400000500			00080800000		2.00
caggactcat	С		•			1091
				•		
		•	·			
<210> 2	٠					
<211> 253						
<212> DNA						
<213> Horo	deum vulgare	e ·				
					· · · -	
<400≻ 2	•					
gactgcgtac	caattcgact	agccatggtt	gtgtatgtat	ggcacatggg	agtaaaacgt	60
tacaattctt	tttgggaacc	acacataatg	agtatagcat	ggaagatact	aataacgttt	120
•						
gtcgtaacgt	tcacagtaaa	gaacaccact	caaaattata	ttttcaatcc	cgctttgaaa	180
						0.40
acttgagctc	taggacttgt	gcaaatcaat	gcttacctct	gcaaagggtc	tatctattta	240

4/6

<210>	3						
<211>	260						
<212>	DNA						
<213>	Horo	deum vulgare	ė		•		
<400>	3	•					
gactgc	gtac	caattctatt	agtgacaatc	atgctaaaaa	tatgcaaaac	cctaagcttg	60
				•		,	
gggatg	ctag	ttttgctatg	accactacat	gattggggta	ataattttc	ttattgtgac	120
atcccc	ggat	ttaggctaca	gtaatcttgg	taattgaact	acagtaaaca	tatgcaaagg	180
•							
atgcca	catc	atcgtgattc	tattattgat	ctcgtgatag	tcgaaaccga	gtcgaaaatc	240
-					-		
gaagtt	actc	aggactcatc					260
		٠					
(010)							
⟨210⟩							
〈211〉	158						
<212>	DNA						
	norc	deum vulgare	;				
<400>	4		•		•		
\ '1 UU/	*						

gactgcgtac caattcctgt gtgggaaggg gaaaaccaaa gccatcatca tcaccaacgc

ttcctccttc gtgggaggat cgatcttcat caacatattc accagcacca tctcatgtcc

120

WO 2004/092366 PCT/JP2004/005407

5/6

	•		
aaccctagtt	catctcgtgt	atttactcag	gactcatc

158

⟨210⟩ 5

〈211〉 514

<212> DNA

<213> Hordeum vulgare

⟨400⟩ 5

	gactgcgtac	caattcctgc	tggagaaaga	cgaggtgctg	g gaggtggttg	tcggtgaaga	60
	gcacgttcag	cttcgtctag	acggagtagg	caccatcato	atcatgaacc	accgtgtcga	120
	agagatcctt	cgagatggtg	tggaagaatg	tcacgcccaa	gatgcgaccc	tatcctcaat	180
	ttggcacgaa	ggccttgtca	tggatagaag	cgcatctcgt	cgtgtcgcaa	gaatggatat	. 240
	cgttacaagt	acatgtactg	aaaagaagag	atatatatag	aattggctta	cactcgccac	300
;	aagctacatc	agagtcacat	cagtacatta	cataatcatc	aagagcaaga	gcagggtccg	360
i	actacggacg	aaaacaaacg	ataaaaataa 	gaacagcgtc	cgtccttgct	atcccaggct	420
Ę	geeggeetgg	aacccatcct	agatcgatga	agaagaagaa	gaagaagcaa	ctccaaatga	480

6/6

acaatcaagg cgctcgcgtt actcaggact catc

514

⟨210⟩ 6

⟨211⟩ 20

<212> DNA

<213> Artificial

<220>

 $\langle 223 \rangle$ an artificially synthesized primer sequence

<400> 6

atggttgtgt atgtatggca

20

⟨210⟩ 7

<211> 20

<212> DNA

<213> Artificial

<220>

<223> an artificially synthesized primer sequence

<400> 7

cagaggtaag cattgatttg